# BEST AVAILABLE COPY

13. 9. 2004

# 日本国特許庁 JAPAN PATENT OFFICE

別紙添付の書類に記載されている事項は下記の出願書類に記載されている事項と同一であることを証明する。

This is to certify that the annexed is a true copy of the following application as filed with this Office.

出 願 年 月 日 Date of Application:

2003年 8月11日

出願番号 Application Number:

特願2003-207165

REC'D Q 4 NOV 2004

[ST. 10/C]:

[JP2003-207165]

WIPO PCT

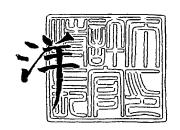
出 願 人 Applicant(s):

中外製薬株式会社

PRIORITY DOCUMENT
SUBMITTED OR TRANSMITTED IN
COMPLIANCE WITH
RULE 17.1(a) OR (b)

特許庁長官 Commissioner, Japan Patent Office 2004年10月21日

·) · [1]



【書類名】 特許願

【整理番号】 1033985

【提出日】 平成15年 8月11日

【あて先】 特許庁長官 今井 康夫 殿

【国際特許分類】 C07K 16/18

【発明の名称】 糖鎖改変抗HM1.24抗体

【請求項の数】 10

【発明者】

【住所又は居所】 静岡県御殿場市駒門1-135 中外製薬株式会社内

【氏名】 土屋 政幸

【発明者】

【住所又は居所】 静岡県御殿場市駒門1-135 中外製薬株式会社内

【氏名】 飯島 成幸

【発明者】

【住所又は居所】 静岡県御殿場市駒門1-135 中外製薬株式会社内

【氏名】 周郷 泉

【発明者】

【住所又は居所】 神奈川県鎌倉市梶原200 中外製薬株式会社内

【氏名】 杉本 正道

【特許出願人】

【識別番号】 000003311

【氏名又は名称】 中外製薬株式会社

【代理人】

【識別番号】 100099759

【弁理士】

【氏名又は名称】 青木 篤

【電話番号】 03-5470-1900

【選任した代理人】

【識別番号】 100077517

【弁理士】

【氏名又は名称】 石田 敬

【選任した代理人】

【識別番号】 100087871

【弁理士】

【氏名又は名称】 福本 積

【選任した代理人】

【識別番号】 100087413

【弁理士】

【氏名又は名称】 古賀 哲次

【選任した代理人】

【識別番号】 100082898

【弁理士】

【氏名又は名称】 西山 雅也

【手数料の表示】

【予納台帳番号】 209382

【納付金額】 21,000円

【提出物件の目録】

【物件名】 明細書 1

【物件名】 図面 1

【物件名】 要約書 1

【包括委任状番号】 9814920

【プルーフの要否】 要

# 【書類名】 明細書

【発明の名称】 糖鎖改変抗HM1.24抗体

### 【特許請求の範囲】

【請求項1】 糖鎖の改変により抗体依存性細胞傷害性 (Antibody-Depende nt Cellular Cytotoxicity; ADCC) が増強された、HM1.24抗原に対する抗体 (抗 HM1.24抗体。

【請求項2】 前記抗体がモノクローナル抗体である、請求項1に記載の抗体。

【請求項3】 前記抗体がキメラ抗体である、請求項1に記載の抗体。

【請求項4】 前記抗体がヒト型化抗体である、請求項1に記載の抗体。

【請求項 5 】  $\alpha$ -1,6コアーフコース( $\alpha$ -1,6core fucose)を含まない糖鎖を有する、請求項  $1\sim 4$  のいずれか 1 項に記載の抗体。

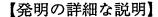
【請求項 6 】 バイセクティング(bisecting)N-アセチルグルコサミン(GlcNAc)構造を有する糖鎖を有する、請求項  $1\sim 4$  のいずれか 1 項に記載の抗体。

【請求項7】  $\alpha-1,6$ コアーフコース( $\alpha-1,6$ core fucose)を含まない糖 鎖を有し、且つバイセクティング(bisecting)N-アセチルグルコサミン(Glc NAc)構造を有する糖鎖を有する、請求項 $1\sim6$ のいずれか1項に記載の抗体。

【請求項8】 請求項5に記載の抗体製造方法において、HM1.24抗原に対する抗体(抗HM1.24抗体)をコードする核酸が導入された糖鎖へのフコース付加能力を欠失した細胞を培養し、そして当該培養物から当該抗体を採取することを特徴とする方法。

【請求項9】 請求項6に記載の抗体の製造方法において、N-アセチルグルコサミニルトランスフェラーゼIII (GnTIII) をコードする核酸を導入した宿主細胞を培養し、当該培養物から当該抗体を採取することを特徴とする方法。

【請求項10】 請求項7に記載の抗体の製造方法において、N-アセチルグルコサミニルトランスフェラーゼIII (GnTIII) をコードする核酸を導入した糖鎖へのフコース付加能を欠失した細胞を培養し、そして当該培養物から当該抗体を採取することを特徴とする方法。



[0001]

# 【発明の属する技術分野】

本発明は、抗体依存性細胞傷害性 (Antibody-Dependent Cellular Cytotoxicity; ADCC) が増強された、HM1.24抗原に対する抗体 (抗HM1.24抗体) 及びその製造方法に関する。

[0002]

#### 【従来の技術】

HM1.24抗原は、骨髄腫細胞表面に高発現する分子量29~33kDaの膜蛋白質であり(Ishikawa J. et al., Genomics 26(1995), 527-534)、骨髄腫細胞以外にも B腫瘍細胞及びT腫瘍細胞においても発現が認められている。正常細胞においては、イムノグロブリン産生B細胞や活性化T細胞で確認されており、その他の細胞においてはほとんど発現が認められていない(Goto T. et al., Blood 84(1994), 1922-1930)。

# [0003]

HM1.24抗原の上記の如き組織分布にため、HM1.24抗原に対する抗体(抗HM1.24抗体)は、腫瘍に特異的に集積するため、この抗体をラジオアイソトープで標識することによる腫瘍局在の診断や、ラジオイムノセラピー(radioimmunotherapy)などのミサイル療法への利用が期待されるほか、抗HM1.24抗体は、それ自体、抗体依存性細胞傷害性(Antibody-Dependent Cellular Cytotoxicity; ADCC)を有する(Ozaki S. et al., Blood 90(1997), 3179-3186)ので、多発性骨髄腫などの骨髄腫治療薬などとしての利用が期待される。

#### [0004]

このような、抗HM1.24抗体の療法的使用に当っては、ヒトに対する免疫原性が低いことが望ましく、このため抗HM1.24抗体の再構成ヒト(ヒト型化)抗体が開発されている(WO 98/14580)。しかしながら、ADCC活性が一層増強されたHM1.24抗体、特にADCC活性が増強されたヒト型化HM1.24抗体の提供が望まれている。

#### [0005]

抗体のADCC活性を増強する方法としては、抗体の糖鎖を改変する方法が知られ

ている。例えば、WO 99/54342には、抗体のグリコシル化を修飾することによりADCC活性を改良することが記載されている。また、WO 00/61739には、抗体の糖鎖におけるフコースの存否によりADCC活性を調節することが記載されている。WO 02/31140には、YB2/0細胞において抗体を産生せしめることにより、 $\alpha$ -1,6core fucoseを含まない糖鎖を有する抗体を調製することが記載されている。WO 02/7925には、バイセクティングGlcNAcを有する糖鎖を有する抗体が記載されている。 しかしながら、糖鎖の修飾によってADCC活性が増強されたHM1.24抗体は知られていない。

# [0006]

【特許文献1】

WO 98/14580

【特許文献2】

WO 99/54342

【特許文献3】

WO 00/61739

【特許文献4】

WO 02/31140

【特許文献5】

WO 02/79255

[0007]

#### 【非特許文献1】

Ishikawa J. et al., Genomics 26(1995), 527-534

【非特許文献2】

Goto T. et al., Blood 84(1994), 1922-1930

【非特許文献3】

Ozaki S. et al., Blood 90(1997), 3179-3186

[0008]

### 【発明が解決しようとする課題】

従って、本発明は糖鎖の修飾によってADCC活性が増強された抗HM1.24抗体及び

その製造方法を提供しようとするものである。

# [0009]

本発明者は上記の課題を解決すべく種々検討した結果、 $\alpha$ -1,6コアーフコース ( $\alpha$ -1,6core fucose) (還元末端のN-アセチルグルコサミンの 6 位とフコースの 1 位とが  $\alpha$  結合している。)を含まない糖鎖を有する抗HM1.24抗体、及びバイセクティング (bisecting) N-アセチルグルコサミン (GlcNAc) 構造を有する糖鎖を有する抗体が高いADCC活性を有するほか、 $\alpha$ -1,6コアーフコース ( $\alpha$ -1,6core fucose)を含まない糖鎖とバイセクティング (bisecting) N-アセチルグルコサミン (GlcNAc) 構造を有する糖鎖を共に有する抗HM1.24抗体が、一層高いADCC活性を有することを見出し本発明を完成した。

# [0010]

従って本発明は、糖鎖の改変により抗体依存性細胞傷害性(Antibody-Depende nt Cellular Cytotoxicity; ADCC)が増強された、HM1.24抗原に対する抗体(抗HM1.24抗体)を提供する。この抗体は、典型的にはモノクローナル抗体またはそれに由来する抗体であり、例えばキメラ抗体、又は更に好ましくはヒト型化抗体である。より具体的には、本発明は、 $\alpha$ -1,6コアーフコース( $\alpha$ -1,6core fucose)を含まない糖鎖を有する抗体、及びバイセクティング(bisecting)Nーアセチルグルコサミン(GlcNAc)構造を有する糖鎖を有する抗体、更には、 $\alpha$ -1,6コアーフコース( $\alpha$ -1,6core fucose)を含まない糖鎖を有し、且つバイセクティング(bisecting)Nーアセチルグルコサミン(GlcNAc)構造を有する糖鎖を有し、且つバイセクティング(bisecting)Nーアセチルグルコサミン(GlcNAc)構造を有する糖鎖を有する精鎖を有する抗体を提供する。

# [0011]

本発明はまた、上記の糖鎖が修飾された抗体製造方法において、HM1.24抗原に対する抗体(抗HM1.24抗体)をコードする核酸が導入されたYB2/0細胞を培養し、そして当該培養物から当該抗体を採取することを特徴とする方法;NーアセチルグルコサミニルトランスフェラーゼIII (GnTIII) をコードする核酸を導入した宿主細胞を培養し、当該培養物から当該抗体を採取することを特徴とする方法;並びに、NーアセチルグルコサミニルトランスフェラーゼIII (GnTIII) をコードする核酸を導入したYB2/0細胞を培養し、そして当該培養物から当該抗

体を採取することを特徴とする方法を提供する。

#### [0012]

# 【発明の実施の形態】

本発明の糖鎖の修飾によりADCC活性が増強された抗HN1.24抗体を得るには、 $\alpha$ -1,6コアーフコース( $\alpha$ -1,6core fucose)を付加する能力を有しないか又はその能力が」低い宿主細胞中で抗HM1.24抗体を発現させるか、あるいは糖鎖にバイセクティング(bisecting)Nーアセチルグルコサミン(GlcNAc)構造を形成する能力を有する宿主細胞中で抗HM1.24抗体を発現させる必要がある。そして、そのためには、目的とする抗HM1.24抗体コードする遺伝子がクローニングされなければならない。そして、クローニングされた遺伝子によりコードされた抗HM1.24抗体としては、モノクローナル抗体、可変領域がマウスなどのヒト以外の動物に由来し、不変領域がヒトの抗体に由来するキメラ抗体、可変領域中の相補性決定領域のみがマウスなどのヒト以外の動物の抗体に由来し、それ以外の抗体部分はヒト抗体に由来するヒト型化抗体などが上げられる。

# [0013]

WO 98/4580の記載から明らかな通り、モノクローナル抗HM1.24抗体を産生するハイブリドーマは既に樹立されており、このハイブリドーマは、独立行政法人産業技術総合研究所特許微生物寄託センター(茨城県東1丁目1番地1中央第6)に、平成7年9月14日に、FERM BP-5233として寄託されている。また、このハイブリドーマから、軽鎖可変領域(L鎖V領域)をコードするDNA及び重鎖可変領域(H鎖V領域)をコードするDNAがコローニングされ、そしてこれらのDNAを含むプラスミドを収容した大腸菌が、それぞれ、Escherichia coli DH5  $\alpha$  (pUC19-1.24L-g $\kappa$ ) (FERM BP-5646) 及びEscherichia coli DH5  $\alpha$  (pUC19-1.24H-g $\gamma$ 1) (FERM BP-5644) として、独立行政法人産業技術総合研究所特許微生物寄託センター(茨城県東1丁目1番地1中央第6)に寄託されている。

#### [0014]

さらに、上にクローニングしたL鎖V領域をコードするDNA及びH鎖V領域をコードするDNAから、キメラ抗HM1.24抗体及びヒト化抗HM1.24抗体が作成された。ヒト化抗体については、WO 98/4580の第37頁~第40頁の表1~表4に示される

ように、ヒト化抗体のL鎖についてはバージョン $\underline{a}$ 及び $\underline{b}$ が作製され、H鎖については、バージョン $\underline{a}$ ~ $\underline{s}$ が作製され、これらを込み合わせたヒト型化抗体の抗原結合活性の測定の結果、L鎖バージョン $\underline{a}$ とH鎖バージョン $\underline{r}$ 又は $\underline{s}$ との組合わせから成るヒト化抗体が強力な抗原結合活性を有することが確認された。

# [0015]

従って、本発明においては、上に引用したWO 98/4580に記載されている種々のモノクローナル抗体、キメラ抗体、ヒト化抗体などを使用することができる。しかしながら、上記の抗体のみならず、HM1.24に対する他のモノクローナル抗体に由来するキメラ抗体、モノクローナル抗体などを使用することもできる。その場合、これらの調製方法としては、例えばWO 98/4580に記載されている方法を用いることができる。

# [0016]

HM1. 24抗体に結合する糖鎖には、抗体分子のアスパラギンの側鎖のN原子に結合するNーグリコシド結合糖鎖と、抗体分子のセリン又はスレオニンの側鎖ヒドロキシル基に結合するOーグリコシル結合糖鎖とがあり、本発明においてフコースの存否が問題となるのはNーグリコシル結合糖鎖である。このNーグリコシル結合糖鎖は、図5及び図6に示すごとく、1個のマンノース(Man)と2個のNーアセチルグルコサミン(GlcNAc)が $\beta$ 1,4結合で結合した基本構造(コア)「-Man  $\beta$ 1-4GlcNac  $\beta$ 1-4GlcNc-」を有し、この構造の右のGlNAcを還元末端と称し、左側のManを非還元末端と称する。フコース(Fuc)が結合している場合、これは主として、還元末端のNーアセチルグルコサミンの6位とフコースの1位とが $\alpha$  結合している。

# [0017]

本発明の一つの態様によれば、抗HM1.24抗体は上記のフコースを含まない糖鎖を有する。抗体分子が複数のNーグリコシル糖鎖を有する場合、少なくとも1個の糖鎖は上記のフコースを有しない。このような、フコースを含まない糖鎖を有する抗体は、当該抗体を、糖鎖へのフコース付加能を欠失した細胞、すなわち、フコース転移活性を有しないか又はこの活性が低い宿主中で発現させれば良い。

# [0018]

本発明においては、フコース転移活性を有しないか又はこの活性が低い任意の宿主を用いることができるが、具体例として、ラットミエローマYB2/3HL.P2.G11.16Ag.20細胞(YB2/0細胞と略される)(ATCC CRL 1662として保存されている)が挙げられる。本発明で用いることができるその他の細胞としては、例えば、FTVI IIノックアウトCHO細胞(WO 02/31140)、Lec13 細胞(WO03/035835)、フコーストランスポーター欠損細胞(特願2003-174006、特願2003-282081、特願2003-174010、特願2003-282102)を挙げることができる。

# [0019]

本発明のもう一つの態様によれば、本発明の抗HM1.24抗体は、バイセクティング(bisecting)N-アセチルグルコサミンを有する糖鎖を有する。N-グリコシル結合糖鎖は前記の如き基本構造(コアー)を有し、その非還元末端には、図5に示すごとく、マンノースを含む2個の鎖が $\alpha$ 1,6結合及び $\alpha$ 1,3結合により結合している。他方、図6に示す糖鎖においては、基本構造(コアー)の非還元末端に、前記2個の糖鎖のほかに、1個のN-アセチルグルコサミン(GlcNAc)が $\beta$ 1,4結合により結合している。このN-アセチルグルコサミン(GlcNAc)が、 $\Gamma$ バイセクテングN-アセチルグルコサミン」である。

# [0020]

バイセクティングN-アセチルグルコサミンを有する糖鎖は、O-グリコシル結合糖鎖又はN-グリコシル結合糖鎖だあり、N-アセチルグルコサミニルトランスフェラーゼIII (GnTIII) により、N-アセチルグルコサミンを糖鎖に転移させることにより形成される。この酵素をコードする遺伝子は既にクローニングされており、そのアミノ酸配列及びそれをコードするDNAの塩基配列は記載されている(NCBIデーターベース(ACCESSION D13789))。また、このDNAは、上記の配列情報に基づいてPCR法など、常法に従って、クローニングすることができる。

#### [0021]

GnTIII をコードするDNAを用いて、バイセクティングNーアセチルグルコサミンを有する糖鎖を形成するには、このDNAを含んでなる発現ベクターにより、HM1.24抗体を産生する宿主細胞を形質転換すればよい。すなわち、GnTIII をコード

するDNAを含んで成る発現ベクターと抗HM1.24抗体をコードするDNAを含んで成る 発現ベクターとにより、宿主細胞を形質転換し、これを培養すればよい。

# [0022]

本発明の第三の態様によれば、本発明の抗HM1.24抗体は、 $\alpha-1,6$ コアーフコース( $\alpha-1,6$ core fucose)を有しない糖鎖とバイセクティングNーアセチルグルコサミンを有する糖鎖の両方を有する。このタイプの抗体を製造するには、GnTI II をコードするDNAを含んで成る発現ベクターと抗HM1.24抗体をコードするDNAを含んで成る発現ベクターとにより、 $\alpha-1,6$ コアーフコースを有する糖鎖を形成する活性を有しないか又はこの活性が弱い宿主細胞、例えばYB2/0細胞、を形質転換し、これを培養すればよい。

#### [0023]

宿主細胞の形質転換方法、培養方法、及び培養物からの抗体の単離・精製方法 は、常法に従って行うことができる。

[0024]

# 【発明の効果】

本発明によれば、高いADCC活性を有する抗HM1.24抗体を製造することができる

#### [0025]

#### 【実施例】

次に、実施例により、本願発明を更に具体的に説明する。

# <u>実施例1. ラットミエローマYB2/0でのヒト化抗ヒトHM1.24抗体の発現</u>

10μgのヒト化抗ヒトHM1.24抗体発現ベクター (AHi/N5KGIV-lark, Barnett, R.S. et al. Antibody Production in Chinese Hamster Ovary Cells Using an I mpaired Selectable Marker. In: Wang, H.Y. & Imanaka, T. (eds) ACS Sympos ium Series Vol 604:Antibody Expression and Engineering, 27, 1995, WO 98/4580) を2×106/0.6 mL PBS(-)のYB2/0 (ATCC CRT-1662) へ、エレクトロポレーション法で1.5kV, 25μFの条件で導入した。培養は5% CO2インキュベーター内で37℃で行った。

#### [0026]

10% FCSを含むRPMI1640培地(Gibco社)に400 $\mu$ g/mL Geneticinを加えて選択した後、50 nM MTX, 100 nM MTX, 200nM MTXと順次MTX濃度をあげ、遺伝子増幅を行った。また、96ウェルプレート(Falcon社)に200nM MTX、400 $\mu$ g/mL Geneticinを含む10% FCS/RPMI1640中、0.5 cells / 100 $\mu$ L / wellで蒔きこみ、限界希釈法にて細胞のクローニングを行った。

ヒト化抗ヒトHM1.24抗体遺伝子を導入したYB2/0細胞の培養上清は実施例.2で示すELISAにより定量した。

# [0027]

# 実施例 2. ヒト化抗HM1.24抗体の定量(ELISA法)

96-ウエルELISA用プレート (Nunc社製) にコート緩衝液 (100mmol/L 炭酸水素ナチリウム, pH9.6) で100ng/ml程度に希釈した可溶型HM1.24抗原を100 $\mu$ Lずつ添加し、4℃で1晩以上反応させた。反応後、1% BSA-PBSを200 $\mu$ L/ウエルで加え室温で約2時間放置し、作製したプレートは4℃で保存した。1%BAS-PBSを転倒除去した後、各wellをTween-PBSで洗浄した。

# [0028]

適宜希釈したヒト化抗HM1. 24抗体標準液又はサンプル溶液と100ng/mLに希釈したビオチン標識ヒト化抗HM1. 24抗体を1:1で混ぜた後、 $100 \mu$  L/wellで分注した。室温で、約1時間反応させた後、各ウエルをTween-PBSで洗浄した。アビジン標識HRPを各ウエルに添加し、室温で15分以上反応させ、TMB liqid(Sigma社製)を1 $00 \mu$  L/ウエルで加え、2 mol/L C硫酸を $50 \mu$  L/ウエル加えることにより反応を止めた後、450 m の吸光度を測定した。ヒト化抗HM1. 24抗体標準液の濃度ー吸光度の検量線から、サンプル溶液のヒト化HM1. 24抗体濃度を算出した。

#### [0029]

# 実施例3. YB2/0で発現させたヒト化抗ヒトHM1.24抗体の精製

ヒト化抗ヒトHM1.24抗体の発現が確認された細胞は、 $1700 \text{cm}^2$ のローラーボトル (CORNING社) で拡大培養を行った。すなわち $1 \times 10^9$ 個のヒト化抗ヒトHM1.24 抗体発現YB2/0細胞を400 mLの200nM MTX、 $400 \mu$  g/mL ゲンタマイシンを含む10% F CS/RPMI1640培地で(2.5rpm)でコンフルエントになるまで培養した。その後、培養上清の回収用にFCSをPBS(-)で平衡化したrProteinA FF (AmershamPharmacia社)

を予め素通りさせることでウシ由来IgGを除き(FCS(-))、このFCS(-)を用いた2 00nM MTX、 $400 \mu$  g/mLゲンタマイシンを含む10%FCS(-)/RPMI1640培地で $3\sim4$ 日間 培養した。

#### [0030]

培養上清は0.22umフィルター処理した後、rProteinA FF (PBS/PBS-クエン酸:リニアグラジエント溶出)およびSource15S (20mM酢酸、0-0.5mM NaCl:リニアグラジエント溶出) で精製した。精製したヒト化抗ヒトHM1.24抗体はHM1.24抗体-YBと名付けた(図1)。

# [0031]

# <u>実施例4.</u> HM1.24抗原(BST-2)を発現するCHO細胞の作製

HM1. 24抗原蛋白質を発現するCHO細胞を次のようにして作製した(Ohtomo T. et al., Biochemical and Biophysical Research Communications 258(1999), 583 -591)。即ち、DHFRを欠損したCHO細胞株に、HM1. 24抗原をコードする発現ベクターp3. 19(上記文献)を導入し、 $500 \,\mu\,\mathrm{g/ml}\,\mathrm{ml}$ 

#### [0032]

#### <u>実施例 5.</u> ヒト末梢血由来PBMCを用いたADCC活性の測定

#### (1) ヒトPBMC溶液の調製

健常人よりヘパリン加採血した末梢血を、PBS(-)で2倍に希釈し、Ficol1-Paqu e<sup>TM</sup>PLUS(Amersham Pharmacia Biotech AB)に重層した。これを遠心 (500×g、30 分間、20℃) した後、単核球画分である中間層を分取した。3回洗浄後、10% FBS /RPMIに懸濁し、ヒトPBMC溶液とした。

#### [0033]

### (2) 標的細胞溶液の調製

実施例(A)に示したHM1.24抗原(BST-2)を発現するCHO細胞は、細胞剥離緩衝液(Invitrogen Corp)を用いてディッシュから剥離し、10%FBS/RPMI 200 μ Lに浮遊し

、5.55MBqのChromium-51を加え、5%炭酸ガスインキュベータ中37℃1時間培養した。この細胞を3回洗浄した後、10%FBS-RPMI1640培地中個々の細胞濃度に調製し、標的細胞溶液とした。

# [0034]

# (3) クロム遊離試験 (ADCC活性)

標的細胞溶液を96ウェルU底プレートに50μLずつ分注し、各濃度に調製した抗体溶液50μLを添加し、氷上で1時間反応させた後に、ヒトPBMC溶液100μLを加え、5%炭酸ガスインキュベータ中37℃4時間培養し、培養後培養上清100μL中の放射活性をガンマカウンターで測定した。下式により特異的クロム遊離率を求めた

#### [0035]

特異的クロム遊離率(%)=(A-C)×100/(B-C)

Aは各ウェルにおける放射活性(cpm)の平均値、Bは標的細胞浮遊液を $50\,\mu$ L、 $10\,\%$ NP-40水溶液(Nonidet(商標)P-40, ナカライテスク社製)を $20\,\mu$ L、10%FBS/RPMI培地を $130\,\mu$ L添加したウェルにおける放射活性(cpm)の平均値、Cは標的細胞浮遊液を $50\,\mu$ L、10%FBS/RPMI培地を $150\,\mu$ L添加したウェルにおける放射活性(cpm)の平均値を示す。

#### [0036]

実施例 6.  $\beta$  ガラクトシダーゼ安定発現CHO細胞株を用いたADCC活性測定法 エフェクター細胞として健常人の末梢血より比重遠心法で分離した単核球を用いた。すなわち、健常人の末梢血に等量のPBSを加え、Ficol1-PaquePLUS (Pharma cia) に積層し、500gで30分間遠心した。単核球相を分取し、10%FCSを含むRPMII 1640で3回洗浄後、10%FCSを含む $\alpha$ -MEMで細胞数が $5x10^6$ /mLになるように調製した。

### [0037]

トリプシンーEDTAで剥がし、10%FCSを含む  $\alpha$  –MEMで懸濁した $2x10^5$  細胞/皿の  $\beta$  ガラクトシダーゼ安定発現CHO $\sharp$ 30細胞株 $50\mu$ Lと、様々な濃度の抗HM1. 24抗体 $50\mu$ Lを96ウエルU底プレートに加え、4  $\mathbb{C}$ で15分間反応させた。ついでエフェクター細胞 $100\mu$ Lを加え、 $37\mathbb{C}$ で 4 時間培養した。培養後、 $20\mu$ Lの培養上清

を採取し、 $\beta$  ガラクトシダーゼ活性を測定した。最大遊離酵素量はGalactone-st arアッセイキットの細胞溶解緩衝液により遊離される酵素量とした。

[0038]

細胞傷害活性は、

細胞傷害活性(%) =  $(A-C) \times 100/(B-C)$ 

(%β-ガラクトシダーゼ)

として計算した。ここでAは抗体存在下において遊離された $\beta$ ガラクトシダーゼ活性(RLU/sec)、Bは細胞溶解緩衝液により遊離された $\beta$ ガラクトシダーゼ活性(RLU/sec)、Cは抗体を含まず培養液のみで遊離された $\beta$ ガラクトシダーゼ活性(RLU/sec)を示す。

[0039]

実施例 7. YB2/0由来ヒト化抗ヒトHM1.24抗体のADCC活性の測定

YB2/0で発現させたHM1.24抗体 (HM1.24抗体-YB) のADCC活性を実施例(B)の方法にて測定した結果を図2~図3に示した。図2に示したように、いずれの標的細胞においても、HM1.24抗体-YBは、DG44 (DHFR欠損CHO細胞:Urlaub, G. et al. (1986) Effect of Gamma Rays at the Dihydrofolate Reductase Locus: Deletions) and Inversions. Somatic Cell and Molecular Genetics, 12:555, 1986) で産生したHM1.24抗体 (HM1.24抗体-DG44) よりも高いADCC活性を示した。

[0040]

具体的には、より低濃度でADCC活性の誘導が認められ、最大のADCC活性にも向上が見られた。特にHM1.24抗原の発現数が少ない標的細胞HM26, HM31を用いた場合、HM1.24抗体-DG44では非常に低いADCC活性しか示さなかったのに対してHM1.24抗体-YBでは高いADCC活性が出現した。また、図3に示したように、標的細胞数に対するPBMC数の割合(E/T比)が25の時のみならず、E/T比が5の場合もHM1.24抗体-YBはHM1.24抗体-DG44よりも高いADCC活性を示した。

[0041]

実施例8. 糖鎖の解析

1. 2-アミノピリジン標識糖鎖(PA化糖鎖)の調製

本発明のYB2/0由来抗体、及び対照試料としてCHO由来の抗体に、N-グリコシダ

ーゼ F(Roche)を作用させ、糖鎖を蛋白質から遊離させた(Weitzhandler M. et a l., Journal of Pharmaceutical Sciences 83:12(1994), 1670-1675)。セルロースカートリッジ(TAKARA製)を用いた固相抽出(Shimizu Y. et al., Carbohydrate Research 332(2001), 381-388)により脱塩した後濃縮乾固し、2-アミノピリジンによる蛍光標識を行った(Kondo A. et al., Agricultural and Biological Chemistry 54:8(1990), 2169-2170)。得られたPA化糖鎖を、セルロースカートリッジを用いた固相抽出により脱試薬した後遠心濃縮し、精製PA化糖鎖とした。

# [0042]

# 2. 精製PA化糖鎖の逆相HPLCによる分析

上記実施例 8 の1項の方法で、本発明のYB2/0由来抗体、及び対照試料としてCH 0由来の抗体についてPA化糖鎖の調製を行った後、ODSカラム (TAKARA製 Palpak T ype R)による逆相HPLC分析を行い、クロマトグラムを比較した。CH0由来抗体の糖鎖に比較して、YB2/0由来抗体の糖鎖は、20分から35分までに溶出するフコース無しと推定される糖鎖 (A-D) のピーク増加が確認された (図 4)。

# [0043]

# 3. 精製PA化糖鎖の二次元マッピングによる分析

上記実施例.8の1項の方法で、本発明のYB2/0由来抗体についてPA化糖鎖の調製を行った後、ODSカラムによる逆相HPLC分析及びアミンカラム(TAKARA製 Palpak Type N)による順相HPLC分析を組み合わせた、二次元マッピングを実施した。具体的には、アミンカラムによる順相HPLCで、精製PA化糖鎖のメインピークを粗分画し、各分画を逆相HPLCにて分析した。

# [0044]

各糖鎖の同定は、PA化糖鎖標準品(TAKARA製、ホーネン製、生化学工業製;図5のK,0,Pを除く)とのHPLCにおける溶出位置の比較及びTOF-MSによる分子量確認にて行った。同定された各糖鎖の相対比を第1表に示す(J,Kの区別及びN,0の区別は本実施例においては行っていない)。また、表1に示す糖鎖の構造を図5及び図6に示す。この結果本発明のYB2/0由来抗体は、フコースの無い糖鎖が30%以上存在し、且つバイセクティングGlcNAcを持つ糖鎖が存在することが確認された。



【表1】

表 1

糖鎖	グループ	各糖鎖相対比	各グループ相対比
Α	-Fuc,-Bisecting GlcNAc	17. 7%	33. 5%
В		9.9%	
С		3.9%	
D		1.9%	
E	+Fuc, -Bisecting GlcNAc	22.9%	55. 2%
F		21.4%	
G		5. 5%	
Н		5. 4%	
ı	-Fuc,+Bisecting GlcNAc	2.0%	3. 3%
J (K)		1.3%	
М	+Fuc, +Bisecting GlcNAc	3. 7%	8.0%
N(O)		4. 2%	

# [0046]

# 実施例 9. ヒトGnTIII発現ベクターの作製

ヒトGnTIII遺伝子配列はNCBIデーターベース(ACCESSION D13789)より入手した。配列はGENETYX-SV/RCで解析し、繰返し配列が多いことから、PCRによる増幅を容易にする目的で、サイレント変異を複数箇所導入したプライマーをデザインし、PCRによる合成にて取得した。PCRにはKODポリメラーゼ(TOYOBO社)を用い、塩基番号801から870までの二本鎖を最初の鋳型とし、下に示すプライマーを用いて順次、PCRを行った。下記のプライマー配列において、大文字はサイレント変異を導入した塩基を示す。また、数字は翻訳開始部位からの何塩基目かを示す。図7は、GnTIII 遺伝子に対する各プライマーの位置を示す。

[0047]

【化1】

. 10 -

17

フォワードプライマー

nitial (BamHI) :TTTCTCGAGatgagacgctacaagctcttctcatgtto

18-177: cot gicciait groacotic cochogagaa cit grotic coto ago cota acotig tito cago titito i gaacaat go coggica cocaggica go

158-259:cggtcaogcccoaggcoagccoTgagccaggacctgacctgotgcgtaocccaotctactccoactcgccctgctgcagccgctgccgcccagoaagg

239-331: agcogctgccccagcaaggcggccgaggagctccaccggttggacttgtgctgccgaggacaccacgagtatttcgtgcgcaccaagg

312-409: gtatttogtgogoaccaaggolggAggogtotgottoaaccoggoaccaagatgotggagagAccgcolcogggaogAcoggaggagaagcctgagg

390-472: AccggaggagaagcotgaggggccaacggAtcotcggcOcggcgAccacoccggtacotcctgagogcccgggagcgcaogg

453-556: gagogooogggagogoaogggggoogagglgoobagogoagtggtggagtgggtgfotgoooggAtggoaoggaoocagotgoggogtgoocactgtgg

535-618: agctgoggogtgoccactgtggtgcagtaItocaacotgcoIaccaaggagoggotggtgccagggaggtgcogogogogt

598-696: agggaggtgccgogccgcgtcatTaaTgcTatcaacgtcaaccacgagttcgacctgctggacgtgcgottccacgagctgggcgacgtggtggacgco

677-777: tgggcgacgtggtggacgootttgtgtgtgtgcgagtooaacttoacggottatggggagccgcgcgccoagttoogggagatgctgacoaatggcaco

758-820: agatgetgaccaatggeacettegagtacateegecaoaaggtgetetatgtetteetggace

801-870: getotatgtetteetggaceacttTecTeeTggAggAegAeaAgaTggAtggategeegaegaotaeetg

[0048]

# 【化2】

リバースプライマー

End (Hind111) :TITAAGCTTActagacttccgcotcgtccagtttTcc

|596-|488; otagacitocgociogiccagittIcccogAgoAggoggToticoTicAggacccotgiggogccaTccTcocgcAgccgigotcciggggcicotggiaggggiigico

508-1407; ggctcctggtaggggttgtcoagkaggtagtggaaccggtcgtagttcttcagcaggtacttgggcgcatacatgtgctcgotggggtctgcaggcgggtao

|427-|324; ctggggtctgoaggogggtactcTtgctgogtgoogtogaacoagccccoggtgoggatcaggccgoggatgtagttoaggtcccgcttgtcctcgtagtcacc

1264-1162: tgaagcaccaggagcagtgccagcoggcgaagtgAagggggctgccoagcgaccactgcaccaggatgtgTccggtgoggttotcatactgtctgaagttgg 1344-1244: ocgettgteetogtagteaceceagegtggaagtegecattetgggeggacaegagettgaagtagatgeeetegggegtgaageaceaggageagtgee

1103-1004: agcatgiccaccgigcagcoigacaccacciccagggigcooggligoitcoiakaagaalocgiagacgacgigcgcaigiggaaggcgaagggcicgg 1182-1084: ctoataotgtotgaagttgggoatggtgtagtaTtggoggoggoggoggeggatgoogtooagcocatacaotgootgoatgtocaoogtgoagco

1023-922: gtggaaggcgaagggctoggtcoagcoatcgtagagottgaggaaDaggacgcogtcaogggocgggatotcgtccgcatcgtcaatgatgaagacgtcgto

941-851: tcaatgatgaagacgtcgtcgggccgcaggttgcgcagccgcgagacgccgtcotgggtgaggaaggtgcgcaggtagtcgtcggcgatcc

870-801: caggtagtcgtcggcgatccaTccAtcTtgTcgTccTccAggAggAagtggtcoaggaagacatagago

380-300 ggcggTetetecageatettggtgcogggtttgaageagaegeeTecAgeettggtgegeaegaaataeteggtggtgtee

320-241 acgaaatacteggtggtgtcotegggcagcaccaagtecaceeggtggageteeteggeegeettgetggeggeggegg

Bam-359 IIIggaTocgttggoccottcaggottctoctocggTogtcooggAgggggTototccagoatottgg

[0049]

必要に応じて増幅断片をアガロースゲル電気泳動して、目的断片をゲルから切

122

り出して精製したものを次のPCRの鋳型とした。最終的にPCRのみで全長を増幅することが困難であったため、予めプライマー内にサイレント変異として挿入しておいたBamHI部位を用いて、その前後の断片を増幅後に連結することにより、全長ヒトGnTIII遺伝子を取得した。図11~図15に、生来型ヒトGnTIII をコードする塩基配列(配列番号:28)(GnTIII ori.nuc)と変異型ヒトGnTIII をコードする塩基配列(配列番号:29)(GnTIII mut.nuc)と対比を示す。図中、星印は、両配列の対応する塩基が同一であることを示す。

ヒトGnTIIIは、pcDNA3.1(Hygro-) (Invitrogen社) のXhoI/HindIII部位に組込み、配列を確認した。

[0050]

# <u>実施例10.</u> HM1.24抗体-DG44発現CHO細胞でのGnTIIIの発現

上記実施例、9で得られた $10 \mu$  gのGnTIII/pcDNA3、1 (Hygro-)をHM1、24抗体-DG44 発現CHO株にエレクトロポレーション法で1.5kV、 $25 \mu$ Fの条件で導入した。培養は5% CO2インキュベーター内で37% で行った。96ウェルプレート(Falcon社)に、10% FCSを含むIMDM培地(Gibco社)を用いて、10細胞/ $100 \mu$ L/wellで蒔きこみ、2日間培養した。 $400 \mu$ g/mLハイグロマイシンを含む10% FCS-IMDM培地に代え、 $1\sim 2$  週間、細胞の選択を行った。ハイグロマイシン耐性コロニーが出現し、増殖の認められた細胞の培養上清を回収し、ヒト化抗ヒトHM1、24抗体抗体量を実施例、2のELISA法により測定した。

[0051]

<u>実施例11. GnTIII発現ヒト化抗ヒトHM1.24抗体産生CHO細胞のADCC活性による</u> スクリーニング

GnTIIIを強制的に発現させたヒト化抗ヒトHM1.24抗体産生細胞(クローンNo.1~31)に由来する化抗ヒトHM1.24抗体及びHM1.24抗体-DG44の培養液を抗体濃度400ng/mlに培地を用いて希釈し、実施例6に示した方法を用いてADCC活性を測定し比較した(図8)。

最終的にADCC活性とヒト化抗ヒトHM1.24抗体発現量および増殖速度を考慮して スクリーニングを行い、クローンNo.6 (57B2) を得た。

[0052]

実施例12. GnTIII発現CHO細胞由来ヒト化抗ヒトHM1.24抗体のADCC活性の測定 GnTIIIを強制的に発現させたヒト化抗ヒトHM1.24抗体産生細胞に由来するヒト 化抗ヒトHM1.24抗体のADCC活性を実施例(B)の方法にて測定した結果を図9に示 した。クローンNo.3, No.6 (57B2) とHM1.24抗体-DG44を比較した結果、いずれ のクローンもHM1.24抗体-DG44よりも高いADCC活性を示した。

[0053]

# 【配列表】

### SEQUENCE LISTING

```
<110> Chugai Seiyaku Kabushiki Kaisha
```

<120> Anti HM1.24 Antibody With Modified Sugar Chains

<130> 1033985

<160> 29

⟨210⟩ 1

⟨211⟩

<221> DNA

<213> Artificial Sequence

⟨220⟩

⟨221⟩

⟨222⟩

<223> Foward primer Initial (BamHI)

⟨400⟩ 1

tttctcgaga tgagacgcta caagctcttt ctcatgttc

⟨210⟩ 2

⟨211⟩

<221> DNA

<213> Artificial Sequence

⟨220⟩

⟨221⟩

⟨222⟩

39

```
<223 Foward primer 1-97
⟨400⟩ 2
atgagacgct acaagctctt tctcatgttc tgtatggccg gcctgtgcct catctccttc
                                                                       60
ctgcacttct tcaagaccct gtcctatgtc accttcc
                                                                       97
⟨210⟩ 3
⟨211⟩
<221 > DNA
<213> Artificial Sequence
⟨220⟩
⟨221⟩
⟨222⟩
<223> Foward primer 78-177
<400>3
cctgtcctat gtcaccttcc cacgagaact ggcctccctc agccctaacc tggtgtccag
                                                                       60
cttttctgg aacaatgccc cggtcacgcc ccaggccagc
                                                                      100
⟨210⟩ 4
⟨211⟩
<221 > DNA
<213> Artificial Sequence
⟨220⟩
⟨221⟩
⟨222⟩
<223> Foward primer 158-259
⟨400⟩ 4
cggtcacgcc ccaggccagc cctgagccag gaggccctga cctgctgcgt accccactct
                                                                       60
acteceacte geceetgetg eageegetge egeeeageaa gg
                                                                      102
⟨210⟩ 5
⟨211⟩
<221 > DNA
```

<213> Artificial Sequence	
⟨220⟩	
⟨221⟩	
⟨222⟩	
<223> Foward primer 239-331	
⟨400⟩ 5	
agccgctgcc gcccagcaag gcggccgagg agctccaccg ggtggacttg gtgctgcccg	60
aggacaccac cgagtatttc gtgcgcacca agg	93
⟨210⟩ 6	
⟨211⟩	
<221> DNA	
<213> Artificial Sequence	
⟨220⟩	
⟨221⟩	
⟨222⟩	
<223> Foward primer 312-409	
<400> 6	
gtatttcgtg cgcaccaagg ctggaggcgt ctgcttcaaa cccggcacca agatgctgga	60
gagaccgcct ccgggacgac cggaggagaa gcctgagg	98
<210> 7	
<211>	
<221> DNA	
<213> Artificial Sequence	
⟨220⟩	
⟨221⟩	
⟨222⟩	
<223> Foward primer 390-472	
<400> 7	
accopaggag aagcctgagg gggccaacgg atcctcggcc cggcgaccac cccggtacct	60

```
83
cctgagcgcc cgggagcgca cgg
⟨210⟩ 8
⟨211⟩
<221> DNA
<213> Artificial Sequence
⟨220⟩
⟨221⟩
⟨222⟩
<223 > Foward primer 453-556
<400 > 8
                                                                       60
gagcgcccgg gagcgcacgg ggggccgagg tgcacgacgc aagtgggtgg agtgcgtgtg
                                                                      104
tctgcccgga tggcacggac ccagctgcgg cgtgcccact gtgg
⟨210⟩ 9
 ⟨211⟩
 <221> DNA
 <213> Artificial Sequence
 ⟨220⟩
 ⟨221⟩
 ⟨222⟩
 <223 > Foward primer 535-618
 <400>9
                                                                       60
agctgcggcg tgcccactgt ggtgcagtat tccaacctgc ctaccaagga gcggctggtg
                                                                       84
cccagggagg tgccgcgccg cgtc
 ⟨210⟩ 10
 ⟨211⟩
 <221> DNA
 <213> Artificial Sequence
 ⟨220⟩
 ⟨221⟩
```

⟨222⟩	
<223> Foward primer 598-696	
⟨400⟩ 10	
agggaggtgc cgcgccgcgt cattaatgct atcaacgtca accacgagtt cgacctgctg	60
gacgtgcgct tccacgagct gggcgacgtg gtggacgcc	99
⟨210⟩ 11	
⟨211⟩	
<221> DNA	
<213> Artificial Sequence	
⟨220⟩	
⟨221⟩	
⟨222⟩	
<223> Foward primer 677-777	
⟨400⟩ 11	
tgggcgacgt ggtggacgcc tttgtggtgt gcgagtccaa cttcacggct tatggggagc	60
cgcggccgct caagttccgg gagatgctga ccaatggcac c	101
⟨210⟩ 12	
⟨211⟩	
<221> DNA	
<213> Artificial Sequence	
⟨220⟩	
⟨221⟩	
⟨222⟩	
<223> Foward primer 758-820	
⟨400⟩ 12	
agatgctgac caatggcacc ttcgagtaca tccgccacaa ggtgctctat gtcttcctgg	60
acc	63
⟨210⟩ 13	
⟨211⟩	

<221> DNA	
<213> Artificial Sequence	
⟨220⟩	
⟨221⟩	
⟨222⟩	
<223> Foward primer 801-870	
⟨400⟩ 13	
gctctatgtc ttcctggacc actttcctcc tggaggacga caagatggat ggatcgccga	60
cgactacctg	70
⟨210⟩ 14	
⟨211⟩	
<221> DNA	
<213> Artificial Sequence	
⟨220⟩	
⟨221⟩	
⟨222⟩	
<223> Reverse primer End(HindIII)	
⟨400⟩ 14	
tttaagctta ctagacttcc gcctcgtcca gttttcc	37
⟨210⟩ 15	
⟨211⟩	
<221> DNA	
<213> Artificial Sequence	
⟨220⟩	
⟨221⟩	
⟨222⟩	
<223> Reverse primer 1596-1488	
<400> 15	
ctagacttcc gcctcgtcca gttttccccg agcaggcggt cttccttcag gacccctgtg	60

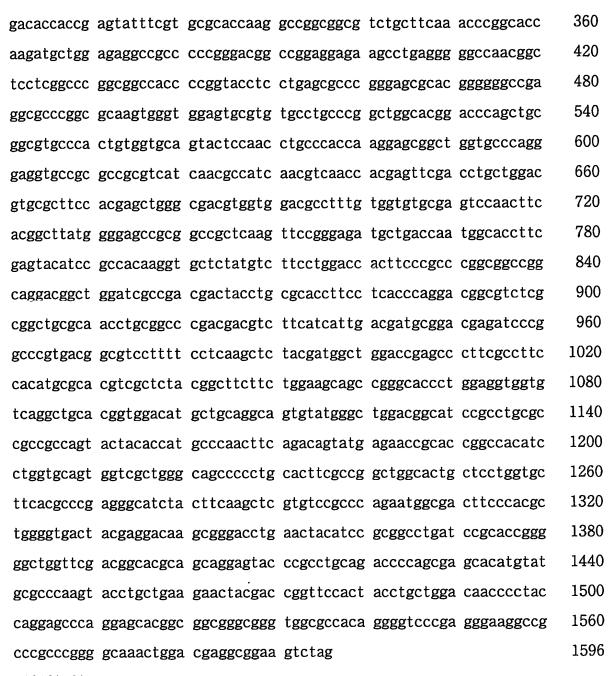
```
109
gcgccatcct cccgcagccg tgctcctggg ctcctggtag gggttgtcc
⟨210⟩ 16
⟨211⟩
<221> DNA
<213> Artificial Sequence
⟨220⟩
⟨221⟩
⟨222⟩
⟨223⟩ Reverse primer 1508-1407
⟨400⟩ 16
                                                                       60
ggctcctggt aggggttgtc cagaaggtag tggaaccggt cgtagttctt cagcaggtac
                                                                      102
ttgggcgcat acatgtgctc gctggggtct gcaggcgggt ac
⟨210⟩ 17
⟨211⟩
 <221> DNA
 <213> Artificial Sequence
⟨220⟩
 ⟨221⟩
 ⟨222⟩
 <223> Reverse primer 1427-1324
 ⟨400⟩ 17
                                                                       60
ctggggtctg caggcgggta ctcttgctgc gtgccgtcga accagccccc ggtgcggatc
                                                                      104
aggccgcgga tgtagttcag gtcccgcttg tcctcgtagt cacc
 ⟨210⟩ 18
 ⟨211⟩
 <221> DNA
 <213> Artificial Sequence
 ⟨220⟩
 ⟨221⟩
```

⟨222⟩	
<223> Reverse primer 1344-1244	
⟨400⟩ 18	
ccgcttgtcc tcgtagtcac cccagcgtgg gaagtcgcca ttctgggcgg acacgagctt	60
gaagtagatg ccctcgggcg tgaagcacca ggagcagtgc c	101
⟨210⟩ 19	
⟨211⟩	
<221> DNA	
<213> Artificial Sequence	
⟨220⟩	
⟨221⟩	
⟨222⟩	
<223> Reverse primer 1264-1162	
⟨400⟩ 19	
tgaagcacca ggagcagtgc cagccggcga agtgaagggg gctgcccagc gaccactgca	60
ccaggatgtg tccggtgcgg ttctcatact gtctgaagtt gg	102
⟨210⟩ 20	
⟨211⟩	
<221> DNA	
<213> Artificial Sequence	
⟨220⟩	
⟨221⟩	
⟨222⟩	
<223> Reverse primer 1182-1084	
<400> 20	
ctcatactgt ctgaagttgg gcatggtgta gtattggcgg cggcgcaggc ggatgccgtc	60
cageceatae aetgeetgea geatgteeae egtgeagee	99
⟨210⟩ 21	
⟨211⟩	

```
<221> DNA
 <213> Artificial Sequence
 ⟨220⟩
 ⟨221⟩
 ⟨222⟩
 <223> Reverse primer 1103-1004
 ⟨400⟩ 21
agcatgtcca ccgtgcagcc tgacaccacc tccagggtgc ccggttgctt ccaaaagaat
                                                                       60
ccgtagagcg acgtgcgcat gtggaaggcg aagggctcgg
                                                                      100
 ⟨210⟩ 22
 ⟨211⟩
 <221> DNA
 <213> Artificial Sequence
 ⟨220⟩
 ⟨221⟩
⟨222⟩
<223> Reverse primer 1023-922
⟨400⟩ 22
gtggaaggcg aagggctcgg tccagccatc gtagagcttg aggaacagga cgccgtcacg
                                                                       60
ggccgggatc tcgtccgcat cgtcaatgat gaagacgtcg tc
                                                                      102
⟨210⟩ 23
⟨211⟩
<221> DNA
<213> Artificial Sequence
⟨220⟩
⟨221⟩
⟨222⟩
<223> Reverse primer 941-851
⟨400⟩ 23
```

tcaatgatga agacgtcgtc gggccgcagg ttgcgcagcc gcgagacgcc gtcctgggtg	60
aggaaggtgc gcaggtagtc gtcggcgatc c	91
⟨210⟩ 24	
⟨211⟩	
<221> DNA	
<213> Artificial Sequence	
⟨220⟩	
⟨221⟩	
⟨222⟩	
<223> Reverse primer 870-801	
⟨400⟩ 24	
caggtagtcg tcggcgatcc atccatcttg tcgtcctcca ggaggaaagt ggtccaggaa	60
gacatagagc	70
⟨210⟩ 25	
⟨211⟩	
<221> DNA	
<213> Artificial Sequence	
⟨220⟩	
⟨221⟩	
⟨222⟩	
<223> Reverse primer 380-300	
⟨400⟩ 25	
ggcggtctct ccagcatctt ggtgccgggt ttgaagcaga cgcctccagc cttggtgcgc	60
acgaaatact cggtggtgtc c	81
⟨210⟩ 26	
⟨211⟩	
<221> DNA	
<213> Artificial Sequence	
⟨220⟩	

<221>	
⟨222⟩	
<223> Reverse primer 320-241	
⟨400⟩ 26	
acgaaatact cggtggtgtc ctcgggcagc accaagtcca cccggtggag ctcctcggcc	60
gccttgctgg gcggcagcgg	80
⟨210⟩ 27	
⟨211⟩	
<221> DNA	
<213> Artificial Sequence	
⟨220⟩	
⟨221⟩	
⟨222⟩	
<223> Reverse primer Bam-359	
⟨400⟩ 27	
tttggatccg ttggcccct caggettctc ctccggtcgt cccggaggcg gtctctccag	60
catcttgg	68
<210> 28	
⟨211⟩ 1596	
<221> DNA	
<213> Homo sapiens	
⟨220⟩	
<223> Nucleotide sequence encoding human GnTIII	
⟨400⟩ 28	
atgagacgct acaagctctt tctcatgttc tgtatggccg gcctgtgcct catctccttc	60
ctgcacttct tcaagaccct gtcctatgtc accttccccc gagaactggc ctccctcagc	120
cctaacctgg tgtccagctt tttctggaac aatgccccgg tcacgcccca ggccagcccc	180
gagccaggag gccctgacct gctgcgtacc ccactctact cccactcgcc cctgctgcag	240
ccgctgccgc ccagcaaggc ggccgaggag ctccaccggg tggacttggt gctgcccgag	300



⟨210⟩ 29

⟨211⟩ 1596

<221> DNA

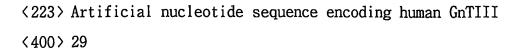
<213> Artificial Sequence

⟨220⟩

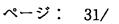
⟨221⟩

⟨222⟩





atgagacgct	acaagctctt	tctcatgttc	tgtatggccg	gcctgtgcct	catctccttc	60
ctgcacttct	tcaagaccct	gtcctatgtc	accttcccac	gagaactggc	ctccctcagc	120
cctaacctgg	tgtccagctt	tttctggaac	aatgccccgg	tcacgcccca	ggccagccct	180
gagccaggag	gccctgacct	gctgcgtacc	ccactctact	cccactcgcc	cctgctgcag	240
ccgctgccgc	ccagcaaggc	ggccgaggag	ctccaccggg	tggacttggt	gctgcccgag	300
gacaccaccg	agtatttcgt	gcgcaccaag	gctggaggcg	tctgcttcaa	acccggcacc	360
aagatgctgg	agagaccgcc	tccgggacga	ccggaggaga	agcctgaggg	ggccaacgga	420
tcctcggccc	ggcgaccacc	ccggtacctc	ctgagcgccc	gggagcgcac	ggggggccga	480
ggtgcacgac	gcaagtgggt	ggagtgcgtg	tgtctgcccg	gatggcacgg	acccagctgc	540
ggcgtgccca	ctgtggtgca	gtattccaac	ctgcctacca	aggagcggct	ggtgcccagg	600
gaggtgccgc	gccgcgtcat	taatgctatc	aacgtcaacc	acgagttcga	cctgctggac	660
gtgcgcttcc	acgagctggg	cgacgtggtg	gacgcctttg	tggtgtgcga	gtccaacttc	720
acggcttatg	gggagccgcg	gccgctcaag	ttccgggaga	tgctgaccaa	tggcaccttc	780
gagtacatcc	gccacaaggt	gctctatgtc	ttcctggacc	actttcctcc	tggaggacga	840
caagatggat	ggatcgccga	cgactacctg	cgcaccttcc	tcacccagga	cggcgtctcg	900
cggctgcgca	acctgcggcc	cgacgacgtc	ttcatcattg	acgatgcgga	cgagatcccg	960
gcccgtgacg	gcgtcctgtt	cctcaagctc	tacgatggct	ggaccgagcc	cttcgccttc	1020
cacatgcgca	cgtcgctcta	cggattcttt	tggaagcaac	cgggcaccct	ggaggtggtg	1080
tcaggctgca	cggtggacat	gctgcaggca	gtgtatgggc	tggacggcat	ccgcctgcgc	1140
cgccgccaat	actacaccat	gcccaacttc	agacagtatg	agaaccgcac	cggacacatc	1200
ctggtgcagt	ggtcgctggg	cagccccctt	cacttcgccg	gctggcactg	ctcctggtgc	1260
ttcacgcccg	agggcatcta	cttcaagctc	gtgtccgccc	agaatggcga	cttcccacgc	1320
tggggtgact	acgaggacaa	gcgggacctg	aactacatcc	gcggcctgat	ccgcaccggg	1380
ggctggttcg	acggcacgca	gcaagagtac	ccgcctgcag	accccagcga	gcacatgtat	1440
gcgcccaagt	acctgctgaa	gaactacgac	cggttccact	accttctgga	caacccctac	1500
caggagccca	ggagcacggc	tgcgggagga	tggcgccaca	ggggtcctga	aggaagaccg	1560
cctgctcggg	gaaaactgga	cgaggcggaa	gtctag			1596





# 【図面の簡単な説明】

#### 【図1】

図1は、YB2/0で発現させた精製ヒト化抗ヒトHM1.24抗体のSDS-PAGE(12%T)のパターンを示す。左図:還元条件下、右図:非還元条件下。精製ヒト化抗ヒトHM1.24抗体各4μgをアプライした。

# 【図2】

図 2 は、HM1.24抗体-DG44とHM1.24抗体-YBの各抗体濃度におけるヒトPBMCのAD CC活性を、4種類のHM1.24抗原発現CHO細胞(HM26, HM31, HM21, HM36)を標的細胞として、E/T ratio=25で測定した結果である。

#### 【図3】

図3は、HM1.24抗体-DG44とHM1.24抗体-YB lmg/mLにおけるヒトPBMCのADCC活性を、HM31を標的細胞として、E/T ratio=1, 5, 25で測定した結果である。

# 【図4】

図4は、CHO由来の抗体(a)及びYB2/0由来抗体(b)から調製したPA化糖鎖の逆相 HPLCクロマトグラムである。産生細胞の種類により糖鎖パターンが変化し、特に YB2/0由来抗体では、フコース無しと推定されるピーク群(A-D)が増加していることを示している。

#### 【図5】

図5は、第4図と第1表で示した糖A~Hの構造を示す。

#### 【図6】

図6は、第4図と第1表で示した糖I~〇の構造を示す。

#### 図7

図7は、ヒトGnTIII cDNAのPCRによる全合成に使用したプライマー配列と組合 わせを示した。予めプライマーに導入したBamHI配列の前後のPCR断片を同部位で 連結し、ヒトGnTIII cDNA全配列を取得した。

#### 【図8】

図8は、HM1.24抗体-DG44及びGnTIII発現ヒト化抗ヒトHM1.24抗体産生株由来 抗体100ng/mLにおけるADCC活性の比較。GnTIIIを発現させることによりADCC活性 が増強している抗体産生株が得られた。

# 【図9】

図9は、HM1.24抗体-DG44とGnTIII発現CHO細胞由来ヒト化抗ヒトHM1.24抗体の各抗体濃度におけるヒトPBMCのADCC活性を、HM36を標的細胞として、E/T ratio = 25で測定した結果である。

# 【図10】

図10は、生来型ヒトGnTIII をコードする塩基配列(配列番号:28)(GnTIII ori.nuc)と変異型ヒトGnTIII をコードする塩基配列(配列番号:29)(GnTIII mut.nuc)と対比を示す。図中、星印は、両配列の対応する塩基が同一であることを示す。

# 【図11】

図11は、生来型ヒトGnTIII をコードする塩基配列(配列番号:28)(GnTIII ori.nuc)と変異型ヒトGnTIII をコードする塩基配列(配列番号:29)(GnTIII mut.nuc)と対比を示す。図中、星印は、両配列の対応する塩基が同一であることを示す。

#### 【図12】

図12は、生来型ヒトGnTIII をコードする塩基配列(配列番号:28)(GnTIII ori.nuc)と変異型ヒトGnTIII をコードする塩基配列(配列番号:29)(GnTIII mut.nuc)と対比を示す。図中、星印は、両配列の対応する塩基が同一であることを示す。

#### 【図13】

図13は、生来型ヒトGnTIII をコードする塩基配列(配列番号:28)(GnTIII ori.nuc)と変異型ヒトGnTIII をコードする塩基配列(配列番号:29)(GnTIII mut.nuc)と対比を示す。図中、星印は、両配列の対応する塩基が同一であることを示す。

#### 【図14】

図14は、生来型ヒトGnTIII をコードする塩基配列(配列番号:28)(GnTIII ori.nuc)と変異型ヒトGnTIII をコードする塩基配列(配列番号:29)(GnTIII mut.nuc)と対比を示す。図中、星印は、両配列の対応する塩基が同一であることを示す。



# 【図15】

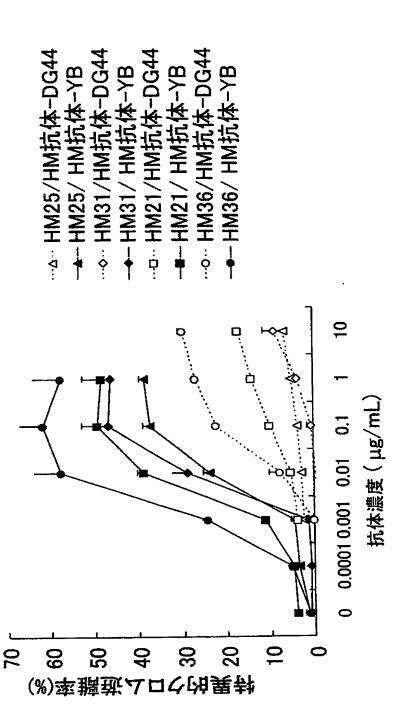
図15は、生来型ヒトGnTIII をコードする塩基配列(配列番号:28)(GnTIII ori.nuc)と変異型ヒトGnTIII をコードする塩基配列(配列番号:29)(GnTIII mut.nuc)と対比を示す。図中、星印は、両配列の対応する塩基が同一であることを示す。

【書類名】	図面	Ī			
【図1】					
図1	MW Marker	4 µg		MW Marker	4 µg
kDa			kDa	, mark	
97.4	appropriate the second		200		
66.2			116 97.4		
45.0	% <sup>25</sup> ० <u>अंखे</u>		66.2	MANUTE COMMAND	
31.0			45.0		
	**************************************		31.0		
21.5			21.5	* * was	
				. explicition	



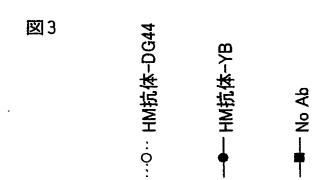
【図2】

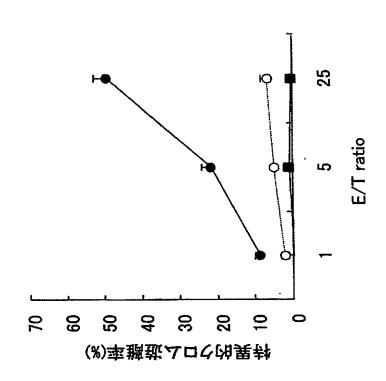






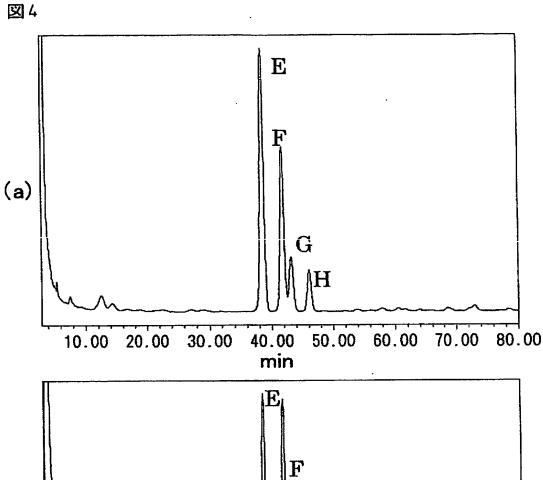
【図3】

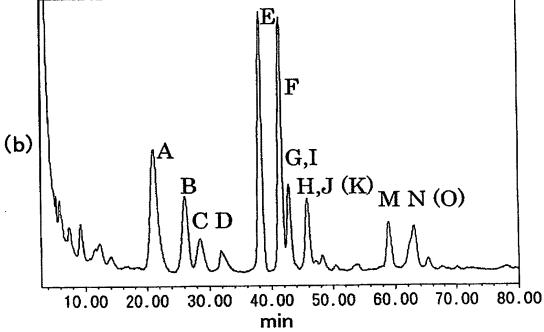






【図4】









```
【図6】
                       GlcNAcβ1 - 2Manα1 6
  図6
                                GlcNAcβ1 - 4 Manβ1-4GlcNAcβ1-4GlcNAc-PA
                       GlcNAcβ1 - 2Manα1 / 3
               Galβ1 - 4GlcNAcβ1 - 2Manα1 6
                                 GlcNAcβ1 - 4 Manβ1-4GlcNAcβ1-4GlcNAc-PA
           J
                       GlcNAcβ1 - 2Manα1 / 3
                       GIcNAcβ1 - 2Manα1 6
                                 GICNAcβ1 - 4 Manβ1-4GICNAcβ1-4GICNAc-PA
           K
                Gaiβ1 - 4GlcNAcβ1 - 2Manα1 / 3
                Galβ1 - 4GlcNAcβ1 - 2Manα1 6
                                 GIcNAcβ1 - 4 Manβ1-4GIcNAcβ1-4GIcNAc-PA
           L
                Galβ1 - 4GlcNAcβ1 - 2Manα1 / 3
                        GlcNAcβ1 - 2Manα1 6
                                 GICNAcβ1 - 4 Manβ1-4GICNAcβ1-4GICNAc-PA
           M
                        GlcNAcβ1 - 2Manα1/3
                Galβ1 - 4GlcNAcβ1 - 2Manα1 6
                                 GlcNAcβ1 - 4 Manβ1-4GlcNAcβ1-4GlcNAc-PA
           N
                        GlcNAcβ1 - 2Manα1 /3
                        GlcNAcβ1 - 2Manα1 6
                                 GICNAcβ1 - 4 Manβ1-4GICNAcβ1-4GICNAc-PA
           0
                 Galβ1 - 4GlcNAcβ1 - 2Manα1/3
                 Galβ1 - 4GlcNAcβ1 - 2Manα1 6
```

Galβ1 - 4GlcNAcβ1 - 2Manα1/3

P

GlcNAcβ1 - 4 Manβ1-4GlcNAcβ1-4GlcNAc-PA



【図7】

|図7

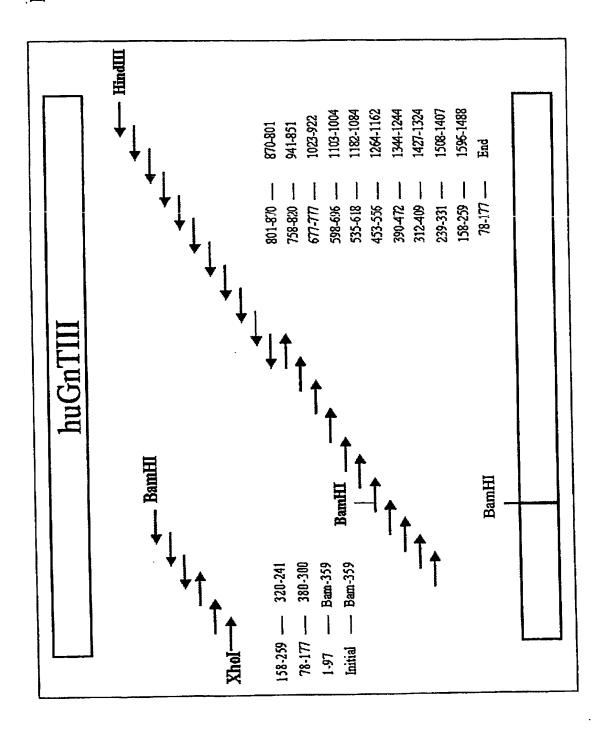
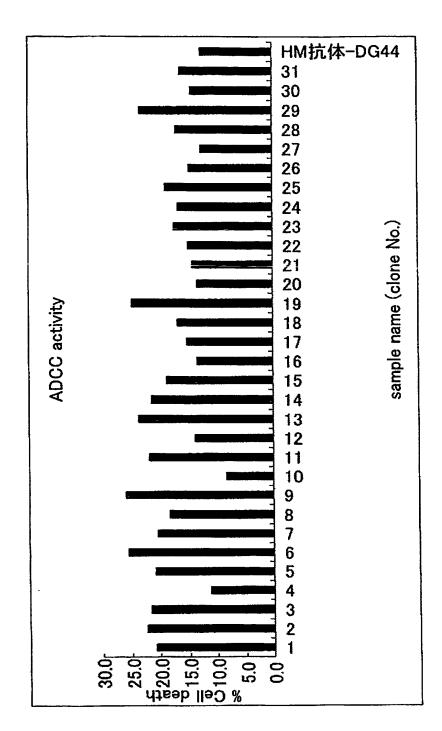




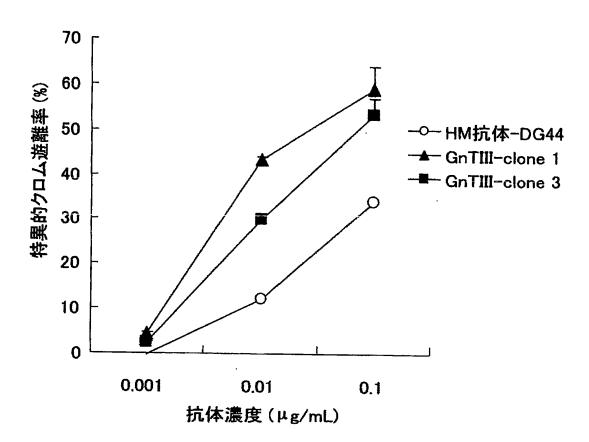
図8





【図9】

図9





## 【図10】

区 合 I mut.nuc 1:Argagacgcracaagcrcrrrcrargrrcr6rarggccgccrgrgccrcarcrcrrc 60	I ori,nuc 1:ArgagacGCTACAAGCTCTTTCTCATGTTCTGTATGGCCGGCCTGTGCCTCATCTCCTTC 60	*************************************	I mt.nuc 61:CTGCACTTCTTCAAGACCCTGTCCTATGTCACCTTCCCACGAGAACTGGCCTCCCTC	I ori.nuc 61:CTGCACTTCTTCAAGACCCTGTCCTATGTCACCTTCCCCCGAGAACTGGCCTCCCTC	我有家村就会会会会会会会会会会会会会会会会会会会会会会会会会会会会会会会会会会会会	I mt.nuc 121:ccraaccregrerccaecrrrrrcregaacaarareccceegrcaceccccaegccarg 180	I ori.nuc 121:ccraAccraGarGrcCAGCTTTTTCTGGAACAATGCCCCGGTCACGCCCCAGGCCAGCCCC 180	***************************************	I mt.nuc 181:GAGCCAGGAGGCCCTGACCTGCTGCGTACCCCCACTCTCCCACTCGCCCCTGCTGCAG 240	I ori.nuc 181:GAGCCCAGGAGGCCCTGACCTGCGTACCCCACTCTACTCCCACTCGCCCCTGCTGCAG 240	***************************************	I mt.nuc 241:ccecrecccccaecaaeccecccaaecccaccaecaecrecaccecercaecrecrecrecceae 300	I ori.nuc 241:ccccrcccccccccccccccccccccccccccccccc	*************************************
GnTIII	GnTIII		GnTIII	GnTIII		GnTIII	GnTIII		GnTIII	GnTIII		GnTIII	GnTIII	



【図11】

GnTIII mt.nuc 301:GACACCACCGAGTATTTCGTGCGCACCAAGGCTGGAGGCGTCTCTAAACCCGGCACC GnTIII ori.nuc 301:GACACCACCGAGTATTTCGTGCGCACCGGGGGGGCGTCTCTCAAACCCCGGCACC GnTIII mt.nuc 361:AAGATGCTGGAGAGACCGCCCCGGGACGAGGAGAAGCCTGAGGGGCCAACGGA GnTIII mt.nuc 421:TCCTCGGCCGCGCGCCCCCGGAGGAGGAGAGCCTGAGGGGCCAACGGA GnTIII mt.nuc 421:TCCTCGGCCGGCGCGCCCCCGGATACCTCTGAGCGCCCGGAGGGCCCAACGGC GnTIII mt.nuc 481:GGTGCAGGAGCGCCCCCGGTACCTCTGAGCGCCCGGAGGGCCCAACGGCCGGGGGCCCAACGGCCGGAGCCCAACGGCCCGGCCCGGAGCCCCCGGAGCCCCCGGAGCCCCCGGAGGCCCCAACGCCCGGAGCCCCCGGAGCCCCCGGAGCCCCCGGAGCCCCCGGAGCCCCCGGAGCCCCCGGAGCCCCCGGAGCCCCAACCCCCC
301 301 301 361 361 481 361 361 361 361 361 361 361 36
GnTIII GnTIII GnTIII GnTIII GnTIII GnTIII



## 【図12】

1209C 660	TGGAC 660	***	ACTTC 720	ACTTC 720	***		08/ JITS			CCGG 840				
601:GAGGTGCCGCCGCGTCATTAATGCTATCAACGTCAACCACGAGTTCGACCTGCTGGAC	1:GAGGTGCCGCGCGCGTCATCAACGCCATCAACGTCAACCACGAGTTCGACCTGCTGGAC	******************	: GTGCGCTTCCACGAGCTGGGCGACGTGGTGGACGCCTTTGTGGTGTGCGAGTCCAACTTC	: GTGCGCTTCCACGAGCTGGGGGGGACGTGGCTTTGTGGGTGTGCGAGTCCAACTTC	**************************************	: ACGGCTTATGGGGAGCCGCCGCTCAAGTTCCGGGAGATGCTGACCAATGGA	: ACGGCTTATGGGGAGCCGCGCCGCTCAAGTTCCGGGAGATGCTGACCAATGGCACCTTA	· 中央水水水水水水水水水水水水水水水水水水水水水水水水水水水水水水水水水水水水	GAGTACATCCGCCACAAGGTGCTCTATGTCTTCCTGGACCACTTTCCTCCTGGAAGGAA	GAGTACATCCGCCACAAGGTGCTCTATGTCTTCCTGGACCACTTCCCGCCCG	** ** ** **	ئ	CAGGACGGCTGGATCGCCGACGACTACCTGCGCACCTTCCTCACCCAGGACGGCGTTTCT	
ATCAACGTCAACCA	ATCAACGTCAACCA	****	TGGACGCCTTTGT	TGGACGCCTTTGT	*******	agticcggagatu	AGTTCCGGGAGAT(	***********	CTTCCTGGACCAC	CTTCCTGGACCAC	***************	GCGCACCTTCCTC	GCGCACCTTCCTC	++++++++++++++++++++++++++++++++++++++
GTCATTAATGCT	GTCATCAACGCC	* ** ** ****	CTGGGCGACGTGG	CTGGGCGACGTGG	*****	CGCGGCCGCTCA	CGCGGCCGCTCA	*****	AGGTGCTCTATGI	AGGTGCTCTATG1	******	CCGACGACTACCT	CCGACGACTACCT	***************************************
<b>1</b> GGTGCCGCGCCG(	4GGTGCCGCGCCG(	*****	GCGCTTCCACGAG	GCGCTTCCACGAG	******	SGCTTATGGGGAG	3GCTTATGGGGAG	*****	TACATCCGCCACA	TACATCCGCCACA	***********	GATGGATGGATCG	GACGGCTGGATCG	******
9	9			661:GT	*	721 : AC	721:AC	*	781:GAC	781:GAC	*	841:CAA	841:CAG	*
mt.nuc	ori.nuc	1	mr. nac	orı.nuc		mt.nuc	ori.nuc		mt.nuc	ori.nuc		mt.nuc	ori.nuc	
	GRTLLI	+++		TTTLUS		GnTIII n	GnTIII o		GnTIII m	GnTIII o		GnTIII m	GnTIII 01	



【図13】

GnTIII mt.nuc GnTIII ori.nuc	901:CGGCTGCGCAACCTGCGGCCCCGACGTCTTCATCATTGACGATGCGGACGAGATCCCG 960 901:CGGCTGCGCAACCTGCGGCCCCGACGACGTCTTCATCATTGACGATGCGGACGAGATCCCG 960 ************************************
GnTIII mt.nuc	961:GCCCGTGACGGCGTCCTGTTCCTCAAGCTCTACGATGGCTGGACCGAGCCCTTCGCCTTC 1020
ont	GnTIII ori.nuc 961:GCCCGTGACGGCGTCCTTTTCCTCAAGCTCTACGATGGCTGGACCGAGCCCTTCGCCTTC 1020

ori.nuc 1021:CACATGCGCACGTCGCTCTACGGCTTCTTCTGGAAGCAGCCGGGCACCCTGGAGGTGGTG 1080 1021: CACATGCGCACGTCGCTCTACGGATTCTTTGGAAGCAACCGGGCACCCTGGAGGTGGTG 1080 

GnTIII mt.nuc

ori.nuc 1081:TCAGGCTGCACGGTGGACATGCTGCAGGCAGTGTATGGGCTGGACGGCATCCGCCTGCGC 1140 GnTIII mt.nuc 1081:TCAGGCTGCACGGTGGACATGCTGCAGGCAGTGTATGGGCTGGACGGCATCCGCCTGCGC 1140 

GnTIII ori.nuc 1141:CGCCGCCAGTACTACACCATGCCCAACTTCAGACAGTATGAGAACCGCACCGGCCACATC 1200 

GnTIII mt.nuc 1141:CGCCGCCAATACTACACCATGCCCAACTTCAGACAGTATGAGAACCGCACCGGACACAT 1200

出証特2004-3094828



【図14】

1260

図14 GnTIII mt.nuc 1201:CTGGTGCAGTGGTCGCTGGGCAGCCCCCTTCACTTCGCCGGCTGGCACTGCTCCTGGTGC 1260 ori.nuc 1201: CTGGTGCAGTGGTCGCTGGCAGCCCCTGCACTTCGCCGGCTGGCACTGCTCCTGGTGC

ori.nuc 1261:TTCACGCCCGAGGGCATCTACTTCAAGCTCGTGTCCGCCCAGAATGGCGACTTCCCACGC 1320 1261: TTCACGCCCGAGGGCATCTACTTCAAGCTCGTGTCCGCCCAGAATGGCGACTTCCCACGC 1320 GnTIII mt.nuc

ori.nuc 1321:TGGGGTGACTACGAGGACAAGCGGGACCTGAACTACATCCGCGGCCTGATCCGCACCGGG 1380 GnTIII mt.nuc 1321:TGGGGTGACTACGAGGACAAGCGGGACCTGAACTACATCCGCGGCCTGATCCGCACCGGG 1380 GnTIII

GnTIII mt.nuc 1381:GGCTGGTTCGACGGCACGCAGCAGAGTACCCGCCTGCAGACCCCAGCGAGCACATGTAT ori.nuc 1381:GGCTGGTTCGACGCACGCAGGAGTACCCGCCTGCAGACCCCAGCGAGCACATGTAT 

GnTIII mt.nuc 1441:GCGCCCAAGTACCTGCTGAAGAACTACGACCGGTTCCACTACCTTCTGGACAACCCCTAC 1500 ori.nuc 1441:GCGCCCAAGTACCTGCTGAAGAACTACGACCGGTTCCACTACCTGCTGGACAACCCCTAC

出証特2004-3094828





【図15】

1596

GnIIII ori.nuc 1501:CAGGAGCCCAGGAGCACGGCGGCGGGGGGGGGGCCCACAGGGGGTCCCGAGGGAAGGCCG 1560 

GnTIII ori.nuc 1561:CCCGCCCGGGCCAAACTGGACGAGGCGGAAGTCTAG

GnTIII mt.nuc 1561:CCTGCTCGGGGAAACTGGACGAGGCGGAAGTCTAG

水水水水水水水水水水水水水水水水水水水水水水 水水 水水 水水

1596



【書類名】 要約書

【要約】

【課題】 高いADCC活性を有する新規な抗HM1.24抗体の提供。

【解決手段】 糖鎖の改変により抗体依存性細胞傷害性(Antibody-Dependent C ellular Cytotoxicity; ADCC)が増強された、HM1.24抗原に対する抗体(抗HM1.24抗体、具体的には $\alpha$ -1,6コアーフコース( $\alpha$ -1,6core fucose)を含まない糖鎖を有する抗体、バイセクティング(bisecting)Nーアセチルグルコサミン(G lcNAc)構造を有する糖鎖を有する抗体、又は $\alpha$ -1,6コアーフコース( $\alpha$ -1,6core fucose)を含まない糖鎖を有し、且つバイセクティング(bisecting)Nーアセチルグルコサミン(GlcNAc)構造を有する結鎖を有する結鎖を有する抗体。

【選択図】 なし



特願2003-207165

出願人履歴情報

識別番号

[000003311]

1. 変更年月日 [変更理由]

1990年 9月 5日

住 所 氏 名

新規登録 東京都北区浮間5丁目5番1号

中外製薬株式会社

# This Page is Inserted by IFW Indexing and Scanning Operations and is not part of the Official Record

#### **BEST AVAILABLE IMAGES**

Defective images within this document are accurate representations of the original documents submitted by the applicant.

Defects in the images include but are not limited to the items checked:
BLACK BORDERS
☐ IMAGE CUT OFF AT TOP, BOTTOM OR SIDES
☐ FADED TEXT OR DRAWING
☐ BLURRED OR ILLEGIBLE TEXT OR DRAWING
☐ SKEWED/SLANTED IMAGES
☐ COLOR OR BLACK AND WHITE PHOTOGRAPHS
☐ GRAY SCALE DOCUMENTS
☐ LINES OR MARKS ON ORIGINAL DOCUMENT
☐ REFERENCE(S) OR EXHIBIT(S) SUBMITTED ARE POOR QUALITY

### IMAGES ARE BEST AVAILABLE COPY.

☐ OTHER:

As rescanning these documents will not correct the image problems checked, please do not report these problems to the IFW Image Problem Mailbox.